

FICHE PRATIQUE – LIQUIDES Péritonéal/Pleural

Objectif

Obtenir des préparations cellulaires exploitables pour une analyse cytologique fiable.

Points clés

- ✓ Coloration d'un échantillon direct (non concentré)
- ✓ Coloration d'un échantillon concentré (sédiment)

Fortement recommandé :

- Mesure du taux de protéines totales
- Comptage cellulaire

Prélèvement

- Placer rapidement l'échantillon dans un tube **EDTA**
- Si volume suffisant, prévoir également un tube sec
Tube EDTA : préparation des lames
Tube sec : analyses complémentaires (notamment protéines)

Protéines totales

- Utiliser un réfractomètre
- De préférence sur le surnageant après concentration
- Le liquide non centrifugé peut être utilisé s'il est clair
- ⚠ L'EDTA peut surestimer les protéines → tube sec préférable

Comptage cellulaire

- Possible avec un analyseur d'hématologie si le liquide est sans particules
- Suivre les recommandations du fabricant

Préparation des lames

► Préparation directe

1. Identifier la lame au crayon + noter le côté étalé (patient + site)
2. Homogénéiser doucement le tube EDTA
3. Déposer une goutte et étaler comme un frottis sanguin (finir en biseau, s'arrêter à $\geq 0,5$ cm du bord)
4. Sécher rapidement à l'air (air froid possible)

5. Colorer puis laisser sécher
6. Ajouter lamelle et huile à immersion

► Préparation après concentration

1. Identifier la lame
2. Prélever du liquide homogénéisé et centrifuger
3. Jeter le surnageant, remettre le sédiment en suspension
4. Déposer une goutte et étaler comme un frottis sanguin avec bord en plumes
👉 Puis suivre les étapes 3 à 6 de la préparation directe

Lors de la numérisation

- ✓ Lame bien à plat, échantillon vers le haut
- ✓ Porte-lame verrouillé
- ✓ Aucun obstacle sur le plateau

Contrôle rapide qualité

Frottis bien étalé, cellules visibles, bord en plumes présent, sans amas ni écrasement.

